#### PATENT ABSTRACTS OF JAPAN

(11) Publication number: **08196280** A

(43) Date of publication of application: 06 . 08 . 96

(51) Int. CI

C12N 15/09 C12N 1/21 C12P 13/06 // C12N 9/24

(C12N 1/21 , C12R 1:15 )

(21) Application number: 07012361

(71) Applicant:

AJINOMOTO CO INC

(22) Date of filing: 30 . 01 . 95

(72) Inventor:

SUGIMOTO MASAKAZU OTONA KIYOKO **NAGASE KAZUO** TSUCHIYA MAKOTO MATSUI YUTAKA YOSHIHARA YASUHIKO NAKAMATSU WATARU

#### (54) SUCROSE GENE ORIGINATED FROM **CORYNEFORM BACTERIUM AND ITS** UTILIZATION

#### (57) Abstract:

PURPOSE: To obtain the subject gene capable of increasing the sucrose-utilizing ability of a Coryneform bacterium and useful for obtaining an L-amino acid or nucleic acid in a good yield in a short time from raw materials containing the sucrose.

CONSTITUTION: This gene is originated from a Coryneform bacterium and codes a protein which has the amino acid sequence of the formula and which has a sucrase activity. The gene is obtained by a method described in Japanese unexamined patent HEI 5-244958, comprising producing a gene library from the chromosome DNA of the Coryneform bacterium, subjecting the gene library to a colony hybridization with a probe synthesized under the homology in the base sequence of the sucrase gene, selecting a sucrase activity-expressing colony as a sucrase gene-introducing strain from hybridized colonies, and subsequently obtaining a DNA fragment containing the sucrase gene from the cell of the strain.

COPYRIGHT: (C)1996,JPO

Met His Thr Glu Leu Scr Ser Leu Arg Pro Ala Tyr His Val Thr Pro 1 10 Pro Gin Gly Arg Leu Asn Asp Pro Asn Gly Met Tyr Val Asp Gly Asp 2.5 Cly Asp Arg Arg Val Ala Glu Val Lys Pro Gly Glu Leu Val Ile Ala 390 400 Asp Asp Asn Thr Ala Ile Glu Ile The Ala Gly Asp Gly Gln Val Ser 405 410 415 Phe Ala Phe Pro Gly Leu, Gln Arg

120

## (19)日本国特許庁(JP)

# (12) 公開特許公報(A)

(11)特許出願公開番号

特開平8-196280

(43)公開日 平成8年(1996)8月6日

(51) Int.Cl. <sup>6</sup>	酸別記号	庁内整理番号	FΙ			技術表示箇所
C 1 2 N 15/09 1/21	ZNA	8828-4B				
C 1 2 P 13/06		0020 4D				
// C12N 9/24						
		9162-4B	C 1 2 N	15/ 00	ZNA A	
		審查請求	未請求 請求項			最終頁に続く
(21)出願番号	<b>特願平</b> 7-12361		(71)出願人	000000066		
				味の素株式	会社	
(22)出顧日	平成7年(1995)1	月30日		東京都中央	区京橋 1 丁目15都	<b>針1号</b>
			(72)発明者	杉本 雅一		
				神奈川県川	崎市川崎区鈴木町	切1−1 味の
				素株式会社	生產技術研究所內	4
			(72)発明者	乙名 聖子		
				神奈川県川	<b>崎市川崎区鈴木</b> 町	丁1-1 味の
				素株式会社	生産技術研究所内	4
			(72)発明者	長瀬 和男		
				神奈川県川	崎市川崎区鈴木町	【1 − 1 味の
				素株式会社		

(54) 【発明の名称】 コリネホルム細菌由来のシュクラーゼ遺伝子とその利用

## (57)【要約】

【構成】 コリネホルム細菌に由来し、シュクラーゼ活性を持つ蛋白質をコードする遺伝子を含むDNA断片とコリネホルム細菌内で遺伝子増幅可能なベクターを連結して得られる組換えDNAを、L-アミノ酸又は核酸生産能を有するコリネホルム細菌に導入し、該細菌をシュクロースを含む液体培地に培養し、培養液中に生成蓄積したL-アミノ酸又は核酸を採取する。

【効果】 本発明の方法によれば、シュクロース系原料から短時間に効率的にL-アミノ酸又は核酸を製造することができる。

40

#### 【特許請求の範囲】

【請求項1】 コリネホルム細菌由来で、配列表配列番 号2に記載のアミノ酸配列を有するシュクラーゼ活性を 持つ蛋白質をコードする遺伝子。

【請求項2】 配列表配列番号1に記載の塩基配列の2 338番目から3609番目に至る塩基配列を有する請 求項1記載の遺伝子。

【請求項3】 請求項1又は2に記載の遺伝子を含むD NA断片とコリネホルム細菌内で遺伝子増幅可能なベク ターが連結されて得られる組換えDNA。

【請求項4】 請求項3記載の組換えDNAを保有し、 かつL-アミノ酸又は核酸の生産能を有するコリネホル ム細菌。

【請求項5】 請求項4記載のコリネホルム細菌をシュ クロースを含む液体培地に培養し、培養液中にL-アミ ノ酸又は核酸を生成蓄積せしめ、これを採取することを 特徴とするL-アミノ酸又は核酸の製造方法。

【請求項6】 L-アミノ酸がL-グルタミン酸、L-リジン、L-スレオニン、L-アスパラギン酸、L-イ ソロイシン、Lーグルタミン酸、Lーアルギニン、Lー プロリンより成る群、核酸が5′ーイノシン、5′ーイ ノシン酸、5′ーグアノシン、5′ーグアニル酸より成 る群から選ばれる、請求項5記載のL-アミノ酸又は核 酸の製造方法。

#### 【発明の詳細な説明】

# [0001]

【産業上の利用分野】本発明は、L-アミノ酸発酵や核 酸発酵に用いられるコリネホルム細菌に由来するシュク ラーゼ遺伝子、該遺伝子を含むDNA断片とコリネホル ム細菌内で遺伝子増幅可能なベクターが連結して得られ る組換えDNA、該組換えDNAを保有するコリネホル ム細菌、及び該細菌を培養することによるL-アミノ酸 又は核酸の製造方法に関する。

# [0002]

【従来技術】遺伝子操作技術を用いたL-アミノ酸生産 菌の育種については従来より多くの研究がなされてお り、報告例も多数ある (Biotechnology Letters, Vol. 2, pp. 525-530 (1980), Appl. Environ. Microbiol., V ol. 144, pp. 181-190 (1979)、日本農芸化学会昭和56年 度大会講演要旨集, p.8 (1981)など)。 しかしながら、 これらはいずれもL-アミノ酸生合成系の遺伝子を増強 することによって目的とするL-アミノ酸の菌体あたり の生産性を高めるものであって、発酵原料である糖の資 化性を高めることによって生産効率を高めるものではな かった。

【0003】一方、遺伝子操作技術を用いてL-アミノ 酸生産菌の糖の資化性を変化させた報告としては、エシ エリヒア・コリにシュクロース資化能を与えた例がある (特開昭61-119185号及び特開平2-171178号公報参 照)。すなわち、シュクロースを取り込み、それをグル 50

コースー6-リン酸とフラクトースに分解する活性をエ シェリヒア・コリに与え、本来エシェリヒア・コリが資 化できないシュクロースを炭素源としてできるようにし たものである。また、各種L-アミノ酸生産菌として有 用なコリネホルム細菌については、特開平5-244958号に おいて、シュクラーゼ活性を持つ蛋白質をコードする遺 伝子を含む11.6 Kbpの大きさのDNA断片を取得したこ とが記載されているが、コリネホルム細菌内での当該遺 伝子の発現については確認されておらず、シュクロース を原料とするL-アミノ酸や核酸の生産における当該遺 伝子の増幅の効果は明らかでなかった。

#### [0004]

【本発明が解決しようとする課題】本発明の目的は、コ リネホルム細菌のシュクロースを資化する能力を増強す ることによりシュクロースを含む原料から短時間に効率 よくL-アミノ酸又は核酸を製造する方法を提供するこ とである。

#### [0005]

【課題を解決するための手段】本発明者等は、上記課題 を解決するために鋭意検討を重ねた結果、コリネホルム 細菌由来のシュクラーゼ活性を持つ蛋白質をコードする 遺伝子の構造を明らかにし、当該遺伝子を含むDNA断 片とコリネホルム細菌内で遺伝子増幅可能なベクターと の組換えDNAを取得し、L-アミノ酸又は核酸の生産 能を有するコリネホルム細菌に該組換えDNAを導入し たところ、当該細菌がシュクロースを含む原料から従来 より短い時間で収率良くL-アミノ酸又は核酸を生産で きることを見いだし、本発明を完成するに至った。

【0006】即ち、本発明は、(1) コリネホルム細菌由 来で、配列表配列番号2に記載のアミノ酸配列を有する シュクラーゼ活性を持つ蛋白質をコードする遺伝子、 (2) 配列表配列番号1に記載の塩基配列の2338番目 から3609番目に至る塩基配列を有する上記(1)記載 の遺伝子、(3) 上記(1)又は(2)に記載の遺伝子を含むD NA断片とコリネホルム細菌内で遺伝子増幅可能なベク ターが連結されて得られる組換えDNA、(4) 上記(3) 記載の組換えDNAを保有し、かつL-アミノ酸又は核 酸の生産能を有するコリネホルム細菌、及び、(5) 上記 (4) 記載のコリネホルム細菌をシュクロースを含む液体 培地に培養し、培養液中にLーアミノ酸又は核酸を生成 蓄積せしめ、これを採取することを特徴とするL-アミ ノ酸又は核酸の製造方法、を提供するものである。

【0007】本発明にいうコリネホルム細菌とは、Berg ey's Manual of Determinative Bacteriology, 8th E d., p.599 (1974)に記載されているように、好気性のグ ラム陽性桿菌であり、従来よりコリネバクテリウム風に 分類されている細菌、従来プレビバクテリウム風に分類 されていたが現在コリネバクテリウム属細菌として統合 された細菌 (Int. J. Syst. Bacteriol., 41, 255 (198 1))、及びコリネバクテリウム風と非常に近縁なブレビ

30

バクテリウム属細菌やミクロバクテリウム風細菌を含む ものであり、一般にLーグルタミン酸生産菌として知ら れている下記のような微生物である。

- コリネバクテリウム・アセトアシドフィラム
- コリネバクテリウム・アセトグルタミカム
- コリネバクテリウム・カルナエ
- コリネバクテリウム・グルタミカム
- コリネバクテリウム・リリウム (コリネバクテリウム・ グルタミカム)
- コリネバクテリウム・メラセコーラ

プレビバクテリウム・ディバリカタム (コリネバクテリ ウム・グルタミカム)

プレビバクテリウム・フラバム (コリネバクテリウム・ グルタミカム)

ブレビバクテリウム・インマリオフィラム

プレビバクテリウム・ラクトファーメンタム (コリネバ クテリウム・グルタミカム)

プレビバクテリウム・ロゼウム

プレビバクテリウム・サッカロリティカム

プレビバクテリウム・チオゲニタリス

ミクロバクテリウム・アンモニアフィラム

【0008】具体的に例示すると、下記のような $L-\mathcal{J}$ ルタミン酸生産性の野生株及びその変異株、並びにこれ らから誘導されるL-アミノ酸又は核酸生産株が挙げら れる。

- コリネバクテリウム・アセトアシドフィラム ATCC13870
- コリネバクテリウム・アセトグルタミカム ATCC15806
- コリネバクテリウム・カルナエ ATCC15991
- コリネバクテリウム・グルタミカム ATCC13020
- コリネパクテリウム・リリウム (コリネバクテリウム・ グルタミカム) ATCC15990
- コリネバクテリウム・メラセコーラ ATCC17965

プレビバクテリウム・ディバリカタム (コリネバクテリ ウム・グルタミカム) ATCC14020

プレビバクテリウム・フラバム (コリネバクテリウム・ グルタミカム) ATCC14067

プレビバクテリウム・インマリオフィラム ATCC14068 プレビバクテリウム・ラクトフェルメンタム (コリネバ

クテリウム・グルタミカム) ATCC13869

プレビバクテリウム・ロゼウム ATCC13825

プレビパクテリウム・サッカロリティカム ATCC14066 プレビバクテリウム・チオゲニタリス ATCC19240

ミクロバクテリウム・アンモニアフィラム ATCC15354

【0009】本発明においてシュクラーゼ活性を持つ蛋 白質をコードする遺伝子とは、シュクロースを加水分解 レグルコースとフラクトースを生成する活性を持つ蛋白 質をコードする遺伝子を指す。シュクラーゼ活性は菌体 がシュクロースを炭素源として利用する時に重要であ る。シュクラーゼ活性を持つ蛋白質をコードする遺伝子 を取得するには、特開平5-244958号公報記載の方法によ 50 グルタミカム) ATCC15990

り、まず、コリネホルム細菌の染色体DNAより遺伝子 ライブラリーを作成し、次いで他の微生物について公知 となっているシュクラーゼ遺伝子の塩基配列における相 同性をもとに合成したプローブを用いてコロニーハイブ リダイゼーションを行い、ハイブリダイズするコロニー のうちシュクラーゼ活性を発現するものをシュクラーゼ 遺伝子導入株として選び出し、当該株の菌体からシュク ラーゼ遺伝子を含むDNA断片として取得すればよい。 【0010】本発明において、シュクラーゼ活性を持つ 蛋白質をコードする遺伝子を含むDNA断片を連結する

ベクターとしては、コリネホルム細菌内で遺伝子増幅可 能なものであれば特に制限はないが、通常コリネホルム 細菌由来のプラスミドを用いればよい。具体的には、pH M1519 (Agric. Biol. Chem., Vol. 48, pp. 2901-2903(19) 84)) , pAM330 (Agric. Biol. Chem., Vol. 48, pp. 2901 -2903 (1984))、及びこれらをベースとした薬剤耐性プ ラスミド等である。また、相同組換えやインサーション シークエンスを用いて上記遺伝子を染色体中に導入する ことも可能である。相同組換えについては、温度感受性 20 複製起点を用いたコリネホルム細菌の染色体遺伝子組換 え法があり(特開平5-7491号公報参照)、また、コリネ ホルム細菌由来のインサーションシクエンスとしては、 IS714、IS719、IS903等があり、これらを利用すればよ

い(WO93/18151号公報参照)。

【0011】シュクラーゼ活性を持つ蛋白質をコードす る遺伝子を含むDNA断片とベクターとの組換えDNA を保有し、かつL-アミノ酸又は核酸の生産能を有する コリネホルム細菌は、L-アミノ酸または核酸生産能を 有する株を宿主菌とし、これに当該組換えDNAを導入 することにより取得することができる。宿主菌として使 用できるコリネホルム細菌の具体例としては、例えばL -グルタミン酸生産菌の野生株及びその変異株、並びに L-グルタミン酸生産菌より誘導される各種L-アミノ 酸生産株又は核酸生産株が挙げられる。L-グルタミン 酸以外のレーアミノ酸としては、レーリジン、レースレ オニン、L-アスパラギン酸、L-イソロイシン、L-グルタミン、L-アルギニン、L-プロリン等コリネホ ルム細菌が生産可能なLーアミノ酸ならいずれでもよ い。また、核酸としては5′-イノシン、5′-イノシ 40 ン酸、5'ーグアノシン、5'ーグアニル酸等が挙げら れる。

【0012】以下、各レーアミノ酸及び核酸の生産に好 適な宿主の具体例を示す。

- (1) Lーグルタミン酸製造に好適な宿主
- コリネバクテリウム・アセトアシドフィラム ATCC13870
- コリネバクテリウム・アセトグルタミカム ATCC15806
- コリネバクテリウム・カルナエ ATCC15991
- コリネパクテリウム・グルタミカム ATCC13020
- コリネバクテリウム・リリウム (コリネバクテリウム・

コリネバクテリウム・メラセコーラ ATCC17965 プレビバクテリウム・ディバリカタム (コリネバクテリ ウム・グルタミカム) ATCC14020 プレビバクテリウム・フラバム (コリネバクテリウム・

グルタミカム) ATCC14067

プレビバクテリウム・インマリオフィラム ATCC14068 プレビバクテリウム・ラクトフェルメンタム (コリネバ クテリウム・グルタミカム) ATCC13869

プレビバクテリウム・ロゼウム ATCC13825

プレビバクテリウム・サッカロリティカム ATCC14066

プレビバクテリウム・チオゲニタリス ATCC19240 ミクロバクテリウム・アンモニアフィラム ATCC15354

上記の野生株に加えて、これらから誘導された下記のよ うな変異株も宿主として使用できる。

プレビバクテリウム・ラクトファーメンタム AJ12475 (FERM BP-2922) (特開平3-49690号)

プレビバクテリウム・ラクトファーメンタム AJ12476 (FERM BP-2923) (特開平3-49690号)

ブレビバクテリウム・フラバム AJ12477 (FERM BP-292 (特開平3-49690号)

コリネバクテリウム・グルタミカム AJ12478 (FERM BP-2925) (特開平3-49690号)

【0013】(2) L-リジン製造に好適な宿主 プレビバクテリウム・ラクトファーメンタム AJ12031 (FERM BP-277) (特開昭60-62994号)

プレビバクテリウム・ラクトファーメンタム AJ39134 (FERM BP-2923) (特開昭60-62994号)

コリネバクテリウム・グルタミカム AJ3463 (FERM P-19 87) (特公昭51-34477号)

プレビバクテリウム・ラクトファーメンタム AJ11082 (NRRL B-11470, FERM P-3840) (特公昭59-4993号)

コリネバクテリウム・アセトグルタミカム AJ11094 (NR RL B-11472, FERM P-3856) (特公昭59-4993号)

プレビバクテリウム・ラクトファーメンタム AJ12435 (FERM BP-2294) (特開平6-7182号)

プレビバクテリウム・ラクトファーメンタム AJ12592 (FERM BP-3239) (特開平6-7182号)

プレビバクテリウム・ラクトファーメンタム AJ12593 (FERM BP-3240) (特開平6-7182号)

コリネバクテリウム・グルタミカム AJ12596 (FERM BP- 40 3242) (特開平6-7182号)

【0014】(3) L-スレオニン製造に好適な宿主 プレビバクテリウム・ラクトファーメンタム AJ11188 (FERM P-4190) (特開昭60-87788号)

コリネバクテリウム・グルタミカム AJ11682 (FERM BP-118) (特公平2-31956号)

プレビバクテリウム・フラバム AJ11683 (FERM BP-119) (特公平2-31956号)

【0015】(4) Lーアスパラギン酸製造に好適な宿主 プレビバクテリウム・フラバム AJ3859 (FERM P-2799)

(特開昭51-61689号)

プレビバクテリウム・ラクトファーメンタム AJ3860 (F ERM P-2800) (特開昭51-61689号)

コリネバクテリウム・アセトアシドフィラム AJ3877 (F ERM P-2803) (特開昭51-61689号)

コリネバクテリウム・グルタミカム AJ3876 (FERM P-28 02) (特開昭51-61689号)

【0016】(5) Lーイソロイシン製造に好適な宿主 プレビバクテリウム・ラクトファーメンタム AJ12404

10 (FERM P-10141) (特開平2-42988号)

プレビバクテリウム・フラバム AJ12405 (FERM P-1014 (特開平2-42988号)

【0017】(6) L-アルギニン製造に好適な宿主 プレビバクテリウム・フラバム AJ12144 (FERM P-7642) (特公平5-27388号)

コリネバクテリウム・グルタミカム AJ12145 (FERM P-7 643) (特公平5-27388号)

プレビバクテリウム・フラバム ATCC21493 (特開平5-3793号)

20 コリネバクテリウム・グルタミカム ATCC21659 (特開 平5-3793号)

【0018】(7) L-プロリン製造に好適な宿主 プレビバクテリウム・ラクトファーメンタム AJ11225 (FERM P-4390) (特開昭60-87788号)

ブレビバクテリウム・フラバム AJ11512 (FERM P-5332) (特公昭62-36679号)

プレビバクテリウム・フラバム AJ11513 (FERM P-5333) (特公昭62-36679号)

プレビバクテリウム・フラバム AJ11514 (FERM P-5334) (特公昭62-36679号)

コリネバクテリウム・グルタミカム AJ11522 (FERM P-5 342) (特公昭62-36679号)

コリネバクテリウム・グルタミカム AJ11523(FERM P-53 (特公昭62-36679号)

【0019】(8) L-ヒスチジン製造に好適な宿主 プレビバクテリウム・フラバム AJ3420 (FERM BP-2316) (特開平2-186994号)

プレビバクテリウム・フラバム AJ12425 (FERM BP-221

(特開平2-186994号)

コリネバクテリウム・グルタミカム AJ12092 (FERM P-7 (特開平2-186994号)

コリネバクテリウム・グルタミカム AJ12426 (FERM BP-2213) (特開平2-186994号)

【0020】(9) L-バリン製造に好適な宿主 プレビバクテリウム・ラクトファーメンタム AJ3434 (F

プレビバクテリウム・ラクトファーメンタム AJ12341 (FERM BP-1763) (特開昭63-258588号)

ERM P-1854) (特開昭63~258588号)

コリネバクテリウム・グルタミカム AJ3776 (FERM P-26

50 01) (特開昭63-258588号)

コリネバクテリウム・グルタミカム AJ12342 (FERM BP-1764) (特開昭63-258588号)

【0021】(10) L-ロイシン製造に好適な宿主 ブレビバクテリウム・ラクトファーメンタム AJ3452 (F ERM P-1965) (特開昭50-123877号)

プレビバクテリウム・ラクトファーメンタム AJ3719 (F ERM P-2517) (特開昭50-123877号)

コリネバクテリウム・グルタミカム AJ3453 (FERM P-19 66) (特開昭50-123877号)

コリネバクテリウム・グルタミカム AJ3455 (FERM P-19 10 68) (特開昭50-123877号)

【0022】(11) L-フェニルアラニン製造に好適な 宿主

プレビバクテリウム・ラクトファーメンタム AJ12637 (FERM BP-4160) (特開平5-49489号)

コリネバクテリウム・アセトアシドフィラム AJ11761 (FERM P-6286) (特公平2-11235号)

コリネバクテリウム・アセトアシドフィラム AJ12638 (FERM P-12382) (特公平2-11235号)

【0023】(12) Lーグルタミンの製造に好適な宿主 ブレビバクテリウム・フラバム AJ12418 (FERM BP-220 5) (特開平2-186994号)

コリネバクテリウム・アセトアシドフィラム AJ12419 (FERM BP-2206) (特開平2-186994号)

【0024】(13) 5′-イノシン酸の製造に好適な宿主

プレビバクテリウム・アンモニアゲネス (コリネバクテ リウム・アンモニアゲネス) ATCC6872

プレビバクテリウム・アンモニアゲネス (コリネバクテ リウム・アンモニアゲネス) AJ12192 (FERM P-7949) (特公平5-998号)

- コリネバクテリウム・エクイ AJ11347 (FERM P-4968) (特公平57-22558号)
- コリネバクテリウム・エクイ AJ11350 (FERM P-4971) (特公平57-22558号)
- コリネバクテリウム・エクイ AJ11352 (FERM P-4973) (特公平57-22558号)

【0025】(14) 5′-グアニル酸の製造に好適な宿主

コリネバクテリウム・エクイ ATCC21280

【0026】組換えDNAをコリネホルム細菌に導入する方法には特に制限はないが、通常よく用いられるプロトプラスト法(Gene, Vol.39, pp.281-286(1985))、電気パルス法(特開平2-207791号)等の方法を用いればよい。

【0027】かくして得られる組換えDNAを保有する コリネホルム細菌を培養する方法は、従来のL-アミノ 酸生産菌又は核酸生産菌の培養方法と特に変わらない。 すなわち、培地としては炭素源、窒素源、無機イオン、 更に必要に応じてアミノ酸、ビタミン等の有機微量栄養 50

素を含有する通常のものが用いられる。炭素源として は、グルコース、シュクロース及びこれを含有する澱粉 加水分解液、糖蜜等の糖類、酢酸等の有機酸類、エタノ ール等のアルコール類、又はこれらの混合物など、従来 コリネホルム細菌の培養に用いられているものが使用で きる。しかしながら、本発明の組換えDNAを保有する コリネホルム細菌は、シュクロースからL-アミノ酸又 は核酸を生産する能力が顕著に向上しているため、炭素 源としてシュクロースを含む培地で培養を行う際に本発 明の効果が特に顕著となる。すなわち、ケーンモラセ ス、ビートモラセス等のシュクロースを含有する原料を 使用して発酵を行うと、従来のコリネホルム細菌に比べ て目的とするL-アミノ酸又は核酸の生産速度が大いに 増大する。窒素源としては、アンモニアガス、アンモニ ア水、アンモニウム塩その他が使用できる。なお、アミ ノ酸、ビタミン等の栄養要求性変異株を宿主に使用する 場合には、その株が要求する栄養素を培地に適宜加える 必要がある。

【0028】培養は、好気的条件下で行うのがよく、培 20 養温度を24~42℃、pHを5~9に制御しつつ、培養液 中へのL-アミノ酸又は核酸の生成蓄積が実質的に終了 するまで行われる。pHの調整には、無機あるいは有機 の酸性あるいはアルカリ性物質、更には尿素、炭酸カル シウム、アンモニアガス等が使用される。かくして培養 を行うことにより培養液中に著量のL-アミノ酸又は核 酸が生成蓄積される。蓄積されたL-アミノ酸又は核酸 は、晶析、イオン交換樹脂処理等公知の方法を組合せる ことにより培養液中より適宜採取することができる。

[0029]

30 【実施例】以下、本発明を実施例に基づいて更に詳細に 説明する。

【0030】実施例1(シュクラーゼ遺伝子のプレビバ クテリウム・ラクトファーメンタムへの導入と発現) 特開平5-244958号記載の方法により、ブレビバクテリウ ム・ラクトファーメンタム由来のシュクラーゼ活性を持 つ蛋白質をコードする遺伝子を含むDNA断片を挿入し たプラスミドpBS3-43を取得し、更に当該DNA断片を エシェリヒア・コリとコリネホルム細菌のシャトルベク ターpSAC4に連結させたプラスミドpSSM30を構築した。p 40 SSM30を保有させたエシェリヒア・コリ JM109の菌体か らpSSM30を調製し、電気パルス法(特開平2-207791号公 報参照) によってプレビバクテリウム・ラクトファーメ ンタム ATCC13869を形質転換した。pSSM30を保持するAT CC13869株(以下、ATCC13869/pSSM30と記す)を100mlの CM2G培地 (酵母エキス10g/1、ポリペプトン10g/1、グル コース 5 g/l、NaCl 5 g/l、pH7. 0) で培養し、菌体を遠 心分離により回収し洗浄後、超音波処理によって破砕 し、10万Gの遠心力で分画した上澄を得た。この上澄15 0μ1と0.5 Mシュクロース溶液50μ1を混合し、30℃にて 30分反応を行った。ついで100℃で3分間加熱して反応

を停止させ、反応液中に生成したグルコースをグルコース Cテストワコーによって定量することによりシュクラーゼ活性を測定した。なお、ブレビバクテリウム・ラクトファーメンタム ATCC13869はもともと菌体内にシュクラーゼ活性を持っているため、比較のためpSSM30のベクター部分であるpSAC4のみを保持するATCC13869株 (ATCC 13869/pSSM30) についても同様に測定を行った。

【0031】結果を表1に示す。シュクラーゼの活性の 単位は、1時間に1mgのグルコースを生成する活性を1 unitとし、粗酵素液中の蛋白質1mgあたりの活性として 10 表示した。表1から明らかなように、pSSM30を導入した 株は明らかにシュクラーゼ活性が増強されていることが 確認された。

[0032]

#### 【表1】

苗 株	シュクラーゼ活性 (units)
ATCC13869/pSSN30	5.7
ATCC13869/pSAC4	0.72

【0033】なお、pSSM30を保有させたエシェリヒア・ コリ JM109は、AJ13047と命名され、平成6年9月14日 付で工業技術院生命工学工業技術研究所にブタペスト条\* \* 約に基づく寄託がなされており、受託番号FERM BP-4800 が付与されている。

10

【0034】実施例2(シュクラーゼ遺伝子の塩基配列の決定)

pBS3-43に挿入されたDNA断片のうち、約6kbのSma I 断片と、それに含まれるシュクラーゼ遺伝子の上流方向 に約1kbについて、蛍光標識法により塩基配列を決定し た。この配列を配列表配列番号1に示す。本配列にはオ ープン・リーディング・フレームが4個存在しているが (ORF-F1: 342~1505, ORF-F2: 2338~3609, ORF-F3: 4 438~5358、ORF-F4:5570~6577) 、既知のシュクラー ゼ遺伝子との相同性比較により、プレビバクテリウム・ ラクトファーメンタムのシュクラーゼの構造遺伝子は、 配列番号1の2338番目から3609番目に至る塩基配列から 成るORF-F2であり、424個のアミノ酸残基から成る蛋白 質をコードするものと推定された。また、ORF-F1、ORF-F3及びORF-F4について蛋白質のデーターベースNBRF により相同性検索を行ったところ、表2に示す結果を得 た。ORF-F3とORF-F4については既知の蛋白質と高い相同 性が見いだされ、それらの間に関係があると考えられ る。

# [0035]

# 【表2】

ORF No.	アミノ酸数	相同性のある駅知の蛋白質	相同性(%)
F 1	388	N-アセチルグルコサミン-6リン 酸デアセチラーゼ 由来:エシェリヒア・コリ アミノ酸数:382	24
F 3	307	UDP-N-アセチルムラモイルア ラニル-D-グルタミル-メソー6 デアミノピメリン酸シンセターゼ 由来:パチルス・サチルス アミノ酸数:494	36
F4	336	ホスホーN-アセチルムラモイルーペンタペプチドトランスフェラーゼ 由来:パチルス・サチルス アミノ酸数:324	39

【0036】実施例3(シュクラーゼ遺伝子を含むプラスミドのレーリジン生産菌への導入とレーリジン生産への影響)

エシェリヒア・コリ AJ 13047の菌体からプラスミドpSS M30を関製し、Lーリジン生産菌であるプレビバクテリウム・ラクトファーメンタム AJ11082 (NRRL B-11470) に電気パルス法を用いて導入した。形質転換体を $5\mu g/m$ lのクロラムフェニコールを含むM-CM2Gプレート (グルコース5g/1、ポリペプトン10g/1、酵母エキス10g/1、NaCl5g/1、DL-メチオニン0.2g/1、寒天15g/1、pH7. 2) 上にて選択し、形質転換体を取得した。取得した形質転換体をAJ11082/pSSM30と命名した。

【0037】AJ11082及びAJ11082/pSSM30をシュクロースを含む培地にて培養し、Lーリジンの発酵生産を行なった。11容ジャーファーメンターに入れた表3に示す組成のリジン生産用培地300 mlに各菌株を接種し、培養※50

※温度31.5℃でアンモニアガスにてpHを7.0に調整しつつ 通気攪拌培養を行なった。初発に加えたシュクロースを 消費し尽くした後は、培養液中のシユークロース濃度が 1~3g/dlの範囲にコントロールされるように別に殺菌した60g/dlのシュクロースと8g/dlの硫酸アンモニウム 0混合溶液を連続的にフィードし、フィード液150mlを 消費し終わるまで培養を行なった。培養時間とLーリジン蓄積量、及び培養終了後の菌体より常法に従って 調製した粗酵素液のシュクラーゼ活性を測定した結果を表 4 に示す。シュクラーゼ遺伝子の導入により、シュクロースからのLーリジンの発酵生産速度が大幅に向上した。また、遺伝子導入株では菌体内のシュクラーゼ活性が増強されていることが確認された。

[0038]

【表3】

[0039]

【表4】

成 分	濃 度
シュクロース	100 g/1
(NHa) 2904	55 g/1
KH2P04	1 g/1
NgS04・7H20	1 g/1
大豆蛋白酸加水分解物	50 m1/1
FeS04・7H20	10 mg/1
MnS04・4H20	10 mg/1
ニコチン酸アミド	5 mg/1

苗 株	培養時間 (hr)	L-リジン <b>菅積</b> (g/dl)	シェクラーゼ 活性 (units)
AJ11082	65	9.5	0.35
AJ11082/pSSN30	34	9.4	3.54

【0040】実施例4(シュクラーゼ遺伝子プラスミド のプレビバクテリウム・ラクトファーメンタム野生株へ の導入とLーグルタミン酸生産への影響)

実施例3と同様にして、シュクラーゼ遺伝子を含むプラスミドpSSM30をプレビバクテリウム・ラクトファーメンタム ATCC13869に導入した。形質転換体を5 μg/mlのクロラムフェニコールを含むM-CM2Gプレート上にて選択し、形質転換体を取得した。取得した形質転換体をATCC 2013869/pSSM30と命名した。

ATCC13869及びATCC13869/pSSM30をシュ [0041] クロースを含む培地にて培養し、L-グルタミン酸の発 酵生産を行なった。11容ジャーファーメンターに入れ た表5に示す組成のグルタミン酸生産用培地300mlに各 菌株を接種し、培養温度31.5℃でアンモニアガスにてpH を6.5に調整しつつ通気攪拌培養を行なった。初発に加 えたシュクロースを消費し尽くした後は、培養液中のシ ユークロース濃度が1~3 g/dlの範囲にコントロール されるように別に殺菌した60g/dlのシュクロースと8 g 30 /dlの硫酸アンモニウムの混合溶液を連続的にフィード し、フィード液150回2を消費し終わるまで培養を行なっ た。培養時間とLーグルタミン酸蓄積量を表6に示す。 シュクラーゼ遺伝子を導入した株では、シュクロースか らのレーグルタミン酸の発酵生産速度が大幅に向上し た。

[0042]

【表 5 】

成 分	組成
シュクロース (NH <sub>4</sub> ) 2504 KH <sub>2</sub> P04 N <sub>2</sub> S04-7H <sub>2</sub> D 大豆蛋白酸加水分解物 FeS04-7H <sub>2</sub> D Nn <sub>3</sub> S04-4H <sub>2</sub> D サイアミン・HC1 ビオチン	100 g/l 15 g/l 2.5 g/l 0.4 g/l 50 ml/l 10 mg/l 350 µg/l 3.5 µg/l

【0043】 【表6】

苗株	培養時間 (hr)	L-ヴ 助シ酸蓄積 (g/dl)
ATCC13869	45	10.7
ATOC13869/pSSN30	29	10.9

12

【0044】実施例5(シュクラーゼ遺伝子断片の縮小化)

pSSM30中のシュクロース代謝速度向上に必須な領域を特 定するため、挿入DNA断片の縮小化を行なった。遺伝 子配列よりシュクラーゼ遺伝子を含むと予想される配列 表の2157塩基目より存在するSacIIサイトより3724塩基 目より存在するBan I サイトまでの領域を含む1.5kbのD NA断片をpSSM30より抽出し、両端を平滑末端化した 後、エシェリヒア・コリ用ベクターpHSG399のSma I サイ トに挿入した。更に、プレビバクテリウム中で複製可能 なプラスミドとするため、プレビバクテリウムのプラス ミドの複製起点の導入を行なった。プレビバクテリウム の複製起点を有するプラスミドpHC4 (特開平5-7491号参 照)より3kbの複製起点DNA断片を抽出し、両端の制 限酵素部位をリンカーの連結によりBamH I サイトに改 変した後、1.5 kbの上記DNA断片が連結されたpHSG39 9のBamHIサイトに挿入した。作製したプラスミドをpS SM30BSと命名した。

【0045】実施例6(縮小型シュクラーゼ遺伝子プラスミドのLーリジン生産菌への導入とLーリジン生産への影響)

縮小型シュクラーゼ遺伝子プラスミドpSSM30BSをLーリ 40 ジン生産菌であるプレビバクテリウム・ラクトファーメンタム AJ11082 (NRRL B-11470)に電気パルス法を用いて導入した。5μg/mlのクロラムフェニコールを含むM-C M2Gプレート上にて形質転換体を取得し、AJ11082/pSSM3 0BSと命名した。

【0046】実施例3と同様にして、AJ11082及びAJ110 82/pSSM30BSをシュクロースを含む培地にて培養し、L ーリジンの発酵生産を行なった。培養時間とLーリジン 蓄積量、及び培養終了後の菌体より常法に従って調製し た粗酵素液のシュクラーゼ活性を測定した結果を表7に 50 示す。シュクラーゼ遺伝子の導入により、シュクラーゼ

活性が増強され、シュクロースからのL-リジンの発酵 生産速度が大幅に向上した。 :

\* \*【0047】 \* 【表7】

苗 株	培養時間 (hr)	L-ワジン蓄積 (g/dl)	シュークラーゼ活性 (units)
AJ11082	67	9,9	0.39
AJ11082/pSSN30BS	35	9.5	4.10

【0048】実施例7(縮小型シュクラーゼ遺伝子プラスミドのプレビバクテリウム・ラクトファーメンタム野生株への導入とLーグルタミン酸生産への影響)縮小型シュクラーゼ遺伝子プラスミドpSSM30BSをプレビバクテリウム・ラクトファーメンタム ATCC13869に電気パルス法を用いて導入した。5μg/mlのクロラムフェニコールを含むM-CM2Gプレート上にて形質転換体を取得し、ATCC13869/pSSM30BSと命名した。

【0049】 実施例4と同様にして、ATCC13869及び ATCC13869/pSSM30BSをシュクロースを含む培地にて培養し、Lーグルタミン酸の発酵生産を行なった。培養時間とLーグルタミン酸蓄積量を表8に示す。シュクラーゼ 遺伝子の導入により、シュクロースからのLーグルタミ 20ン酸の発酵生産速度が大幅に向上した。

## [0050]

#### 【表8】

苗株	培養時間 (hr)	L-j" おうと) 酸蓄積 (g/dl)	
ATCC13869	43	10.2	
ATCC13869/pssN30Bs	30	10.3	

## [0051]

【発明の効果】コリネホルム細菌に由来し、シュクラー 30 ゼ活性を持つ蛋白質をコードする遺伝子を含むDNA断片とコリネホルム細菌内で遺伝子増幅可能なベクターを連結して得られる組換えDNAを、L-アミノ酸又は核酸生産能を有するコリネホルム細菌に導入し、該細菌を※

※シュクロースを含む液体培地に培養する本発明の方法によれば、シュクロースから短時間に効率的にL-アミノ10 酸又は核酸を製造することができる。

[0052]

【配列表】

配列番号: 1 配列の長さ:6911

配列の型:核酸 鎖の数:二本鎖

トポロジー:直鎖状

配列の種類: Genomic DNA

起源

20 生物名:プレビバクテリウム・ラクトファーメンタム

株名:ATCC13869

配列の特徴

特徴を表す記号: CDS 存在位置: 342..1505 特徴を決定した方法: P 特徴を表す記号: CDS 存在位置: 2338..3609 特徴を決定した方法: P

特徴を表す記号: CDS 存在位置: 4438..5358

特徴を決定した方法: P 特徴を表す記号: CDS 存在位置: 5570.. 6577 特徴を決定した方法: P

#### 配列

AGTCCGTCGA CGCCACCATT GATGTGGTGG TCA CCGAGCT TGCGGAGGCT TTCTACATCT ACGCTCCCGT CGGCGTGGAG TGGGGTCATT ACG GGTGGGA TCACGCCGGT GAAAGTTGCG 120 GAACCCATGG TGTTCCTTGT GGGTTGAGGG AAC GAGTGCG GGTGAGAAGT TTTTCAAGTG 180 TCTGCAGTTT TTAAGTTATG CATCATCAGC TTG GAAGGCT GAGGTAATTC AGTAGACCTG 240 CAACAGCAGG CCTCAAGTCC GAAGATAATT AAC CTAGATC CGTAGACATA AGACATCATA 300 CGTCCTATGC TTGCTGGAAG GAACCAAATA ACC TCAGAAA GATGGCAGAA GTGGTGCATT 360 ATCAAGAAAA TGCAGGTCAA GCAGTTAAAA AAA TTGAGGG AAGAATTGTT CCCCCCTCG 420 GGGTGATTGA TGGCTT50 CTC CAACTCGAAA ACG

15 16 GCATCAT CACGGAACTC TCTGGAGAAC 480 CAGCACCTAA AAACGCAGGA TTCCACCCCG AAC TCCCCAC GATTGTTCCC GGTTTTATTG 540 ATCTTCATAA TCACGGTGGA AACGGTGGCG CGT TTCCTAC GGGAACGCAG GACCAGGCGA 600 GGAACACCGC GCAGTATCAC CGCGAACATG GCA CGACCGT GATGTTGCCA AGCATGGTTT 660 CGGCGCCGGC TGACGCACTG GCAGCGCAGG TGG AAAACCT TATTCCCTTG TGTGAAGAGG 720 TCCTGCTGTG CGGCATTCAC CTCGAGGGCC CTT TCATCAA CGCATGCCGT TGTGGTGCTC 780 AAAACCCGGA TTTCATTTTT CCCGGCAACC CAA CAGATCT TGCCCGGGTG ATCCATGCGG 840 GAAAAGGTTG GATCAAATCG ATCACAGTAG CGC CGGAAAC TGACAATCTT TCTGAGCTTC 900 TCGATCTCTG CGCAGCGCAC CACATCATTG CTT CCTTCGG GCACACTGAT GCAGATTTTG ATACCACTAC CAGCGCAATT GCCTTGGCTA AAG AGAAAAA TGTGACGGTC ACGGCTACGC 1020 ATTTGTTCAA TGCGATGCCT CCGCTGCATC ATA GGGCTCC CGGCAGCGTG GGCGCTTTGC 1080 TTGCTGCGGC ACGTGCCGGG GACGCATATG TTG AGTTGAT CGCCGACGGC GTGCATTTGG 1140 CCGATGGAAC GGTCGATCTA GCTCGTTCCA ACA ACGCCTT TTTCATCACG GACGCCATGG 1200 AAGCCGCCGG AATGCCAGAC GGTGAGTACA TTT TGGGCGT TTTGAACGTC ACCGTCACCG 1260 ATGGAGTCGC CCGTCTGCGC GATGGCGGCG CCA TCGCCGG GGGCACCAGC ACACTAGCGA 1320 GTCAGTTCGT GCACCACGTG CGCAGGGGTA TGA CGCTTAT CGACGCGACC CTCCACACCT 1380 CAACCGTCGC CGCTAAAATT CTCGGTCTTG GCG ATCACGA AATCGCTAAA TCCAACCCTG 1440 CAAATTTTGT GGTCTTTGAC TCAAACGGCC AGG TGCAAAA GGTCCATTTA GGTCATCAAG 1500 TACTTTAAGT ACGAGTAAAA CTATCCTGAT TTT AAAGGAG TCCCACCATG GAAATCACTA 1560 TCTGCAAAGA CGAGCAAGAA GTCGGCAAAG CAG TTGCAGT CCTAATCGCA CCCTTCGCCA 1620 ACAAGGGTGG AACCTTGGGG CTTGCAACAG GAT CCTCACC ACTGAGTACC TACCAAGAGC 1680 TCATTCGCAT GTATGAAGCT GGGGAAGTGT CAT TCAAGAA CTGCAAGGCA TTCTTGTTGG 1740 ATGAATACGT GGGACTAACC CGTGACGATG AAA ACAGCTA CTTTAAAACC ATTCGCAAAG 1800 AGTTCACTGA CCACATCGAC ATCGTTGATG AAG AGGTCTA CAGCCCAGAT GGTGCAAACC 1860 CTGATCCATA CGAAGCAGCT GCAGAGTATG AGG CAAAGAT CGCTGCAGAA TCCGTTGAAG 1920 TTCAAATCCT TGGCATSOCGGC GGAAACGGCA CAT

18 CGCTTTC ATTGAACCAT CATCTTCTCT 1980 GTCAGGACTG ACAAAGGTCC AGGCGCTGCA CCC TAAAACT GTGGAGGACA ACGCTCGATT 2040 CTTCAACACC ATCGAAGAGG TCCCAACCCA CGC CGTCACC CAGGGTTTGG GCACTTTGTC 2100 CCGCGCGCAA AACATCGTGT TGGTGGCAAC TGG TGAAGGA AAAGCCGACG CCATCCGCGG 2160 AACTGTGGAA GGCCCAGTGA CTGCTTCTTG CCC AGGTTCC ATCCTGTAGA TGCACAACAT 2220 GCCACCATCA TCGTTGGATG AAGCAGCAGT ATC CAAGCTG GAAAACGCTG ATCACTACCG 2280 TCTCATGGAG CAATTAAAGC TGCGCTAGAA ACA AAAAGGA AAGTACTGTG TGGGGCTATG 2340 CACACAGAAC TTTCCAGTTT GCGCCCTGCG TAC CATGTGA CTCCTCCGCA GGGCAGGCTC 2400 AATGATCCCA ACGGAATGTA CGTCGATGGA GAT ACCCTCC ACGTCTACTA CCAGCACGAT 2460 CCAGGTTTCC CCTTCGCACC AAAGCGCACC GGC TGGGCTC ACACCACCAC GCCGTTGACC 2520 GGACCGCAGC GATTGCAGTG GACGCACCTG CCC GACGCTC TTTACCCGGA TGCATCCTAT 2580 GACCTGGATG GATGCTATTC CGGTGGAGCC GTA TTTACTG ACGGCACACT TAAACTTTTC 2640 TACACCGGCA ACCTAAAAAT TGACGGAAAG CGC CGCGCCA CCCAAAACCT TGTCGAAGTC 2700 GAGGACCCAA CTGGGCTGAT GGGCGGCATT CAT CGCCGTT CGCCTAAAAA TCCGCTTATC 2760 GACGGACCCG CCAGCGGTTT CACACCCCAT TAC CGCGATC CCATGATCAG CCCTGATGGT 2820 GATGGTTGGA ACATGGTTCT TGGGGCCCAA CGC GAAAACC TCACCGGTGC AGCGGTTCTA 2880 TACCGCTCGA CAGATCTTGA AAACTGGGAA TTC TCCGGTG AAATCACCTT TGACCTCAGT 2940 GATGCACAAC CTGGTTCTGC TCCTGATCTC GTT CCCGATG GCTACATGTG GGAATGCCCC 3000 AACCTTTTTA CGCTTCGCGA TGAAGAAACT GGC GAAGATC TCGACGTGCT GATTTTCTGT 3060 CCACAAGGAT TGGACCGAAT CCACGATGAG GTT ACTCACT ACGCAAGCTC TGACCAGTGC 3120 GGATATGTCG TCGACAAGCT TGAAGGAACG ACC TTCCGCG TCTTGCGAGG ATTCAGCGAG 3180 CTGGATTTCG GCCATGAATT CTACGCACCG CAG GTTGCAG TAAACGGTTC TGATGCCTGG 3240 CTCGTGGGCT GGATGGGGCT GCCCGCGCAG GAT GATCACC CAACAGTTGC ACAGGAAGGA 3300 TGGGTGCACT GCCTGACTGT GCCCCGCAAG CTT CATTTGC GCAACCACGC GATCTACCAA 3360 GAGCTCCTTC TCCCAGAGGG GGAGTCGGGG GTA ATCAGAT CTGTATTAGG TTCTGAACCT 3420 GTCCGAGTAG ACATCCGGAGG CAATATTTCC CTC

特開平8-20

GAGTGGG ATGGTGTCCG TTTGTCTGTG 3480 GATCGTGATG GTGATCGTCG CGTAGCTGAG GTA AAACCTG GCGAATTAGT GATCGCGGAC 3540 GATAATACAG CCATTGAGAT AACTGCAGGT GAT GGACAGG TTTCATTCGC TTTTCCGGGC 3600 CTTCAAAGGT GACACTATTG AGAGATAAGT CAT ATAAAAG GGTCTTTTGT GGCGAATTGT 3660 ACAAATACTT CGCAAAATCC CTTGATCTAG TTA TTGTCAC TGATGACAAC CCTCGTTCAG 3720 AGGTGCCTGC CACGATTCGC GCAGCAGTCA CTG CAGGAGC ACAGCAGGGT GCTTCAGAGT 3780 CCGAACGACC GGTGGAAGTC CTAGAAATTG GTG ACCGTGC AGAAGCAATT CGCGTTTTGG 3840 TCGAGTGGGC ACAGCCTGGA GATGGCATTG TAG TAGCTGG AAAAGGCCAT GAAGTTGGAC 3900 AACTAGTTGC TGGTGTCACC CACCATTTTG ATG ACCGCGA AGAAGTTCGC GCTGCTTTGA 3960 CAGAAAAGCT CAACAATAAA CTTCCCCTTA CTA CGGAAGA AGGATAGGCC ACAGTCATGA 4020 TCACAATGAC CCTTGGGGAA ATCGCTGACA TCG TTGGAGG CAGGCTTACT GGCGGTGCTC 4080 AAGAAGATAC GCTTGTGAGC TCCAGCGTGG AAT TTGATTC TCGATCCCTC ACACCGGGTG 4140 GCTTGTTTTT AGCACTTCCG GGTGCTCGTG TAG ACGGGCA TGATTTTGCT GCAACTGCAA 4200 TTGAGAAAGG TGCGGTCGCA GTATTGGCAG CCC GTGAGGT TGACGTACCT GCGATCGTCG 4260 TGCCTCCAGT AAAAATCCAG GAATCCAATG CTG ACATTTA TGCTCATGAT CCAGATGGGC 4320 ATGGCGCGGC GGTAGTGGAG GCGTTGGTCT CGG TTGGCTC GCCACGTGGT GGATATCTGC 4380 GTGGATGGCC ATCAATTGAA CGTTGTGGCT ATT ACTGGTT CTGTGGGAAA GACTTCTATG 4440 AAGGATTTCA TCGCGACGGT TCTTGGCCAA GAT GGGCCAA CTGTGGCTCC TCCGGGCTCG 4500 TTTAACAATG AGCTTGGTTT GCCACACACC GCG CTCCGCT GCACAACCGA TACTAAGTAT 4560 TTGGTGGCTG AGATGTCCGC GCGTGGCATT GGA CATATTA AGCACCTGAC AGAGATTGCT 4620 CCGCCACGGA TTGCAGCTGT GCTCAACGTC GGC CATGCGC ACCTGGGTGA ATTTGGATCC 4680 CGCGAGAATA TCGCGCAGGC AAAAGGCGAG ATC ATTGAAG CGCTGCCCTC GAAGAAAACG 4740 GGTGGGGTAG CAGTCCTTAA CGCTGACGAT CCT TTTGTCG CCCGGATGGC TCCACGCACT 4800 AAGGCGCGCG TGGTGTGGTT TACCACCGAT GCA GGTCAAG CAAAAAGTC TGATTATTGG 4860 GCAACGAGTA TTTCACTGGA CGCTGTTGCG CGG GCAAGCT TTACGCTGAA CACGAAGGAC 4920 GGGTCTTGGC CGGTCGGCCT GCAGGTTTTT GGT

GAGCACC AGGTTGCTAA TGCACTTGCT 4980 GCTGCTGCCA TTGCCATGGA AGCTGGCGTC GCC CCAGAAT TGGTGGTTGC TGGATTGGAA 5040 GCACATTCAG CGGCTTCCGC GCACCGCATG GAT GTAAAGA CCCGCGCCGA CGGCGTGACC 5100 ATCATCAACG ATTCTTACAA CGCGAATCCT GAT TCTATGC GTGCAGGTAT CGCGGCTCTT 5160 GCGTACACAG CTAGTGGTCG TTCTCTGAAG CAA CAAGCTG GGCAGTGCTT GGTCAAATGG 5220 GTGAGCTTGG CGATGACGCC TCGGAAGCCC ATG CCGAACT TGGTGCTGAG CTGCCTAAAT 5280 ACAATGTTCA AGAACTTGTC GCAGTGGGGG AGA ACCCTAC CTGTGCAGCA CTTGCAGAGT 5340 CCGCAGCGAG CCTGGGTGTG AGTACTCACG TAG TTTCAGA CGTTGATGCA GCGCTCGAGT 5400 TGCTCGCAGC CCATATTAAG CGGGATGATG TAG TGCTGGT TAAGGCTTCA AATGCTGATC 5460 GCCTGTGGAG GGTCGCAGAA GCACTACATG GCA TGGTGCC GGCCTCAAAA ACACAGGTGG 5520 CTCGGTCAAC GACGATTCTC GTCGGAACGT GGA AGGACAG TAGAAAACAA TGCAACAGAT 5580 TATGGTCAGT GGAACGGTTG CGTTCCTCGT CTC AATCTTT CTCACCCCGG TGTTGATCCG 5640 TTATTTCACT AACCGCCAGT TGGGCCAGGA AAT CCGTGAA GAAGGCCTGC AGTCTCACTT 5700 GCGTAAGCGT GGCACTCCAA CCATGGGTGG CAT TGCGATT ATCGCGGGCA TTGTTGTGGC 5760 CTATGTGTTT ACCAATATCT TGGCCATGAT CCA AGGCGTT GGTGGATTCA CAGTCTCCGG 5820 CTTGCTCGTG TTGGGTCTGA CCTTGGGCCT TGG TGCCACT GGCTTCGCCG ATGACTTCAT 5880 CAAGCTGTAC ATGAACCGAA ACCTTGGTTT GAA CAAGACC GCTAAGCTGG TGTCTCAGCT 5940 GGCCATTGCG TTGATCTTTG GTTTTTTGGT ACT GCAGTTT CCCGATGAAA ACGGTCTGAC 6000 CCCAGCATCA ACCCACCTGT CATTCATTCG CGA TATCGAC ACCATTGACC TTGGCTTCGG 6060 GGACAGCGTT TTTGGCATCA TCGTGTTCCT CAT TTTTATC TACGTTGTGG TCAGCGCGTG 6120 GTCGAATGCC GTGAACATCA CTGATGGTTT GGA TGGTTTG GCTGCAGGTA CCACAGCATT 6180 TGTCATGGGT GCTTACACCT TGATCACGTT CTG GCAGTTC CGAAACTCCT GCGATACTGC 6240 AGTGGAAGCG GGTTGCAATA CGGTGCGTGA TCC ACTGGAT TTGTCTGTGT TGTGCGCTGC 6300 TGGTCTGGCG CCACCTTGGG CTTTCTGTGG TGG AATGCGG CACCGACAAA GATCTTCATG 6360 GGCGATACTG GTTCTTTGGC ACTGGGCGGT TTG GTTGCAG GTATTTCTGT GGTTAGCCGC 6420 ACCGAGCTGC TCATGOTTAT CATCGGCGCG CTG

105

TTTGTCA TTGAGGTCGC TTCTGTTGCG 6480
ATCCAGATCG GCGTGTTTAA GACCCGCGGT AAG
CGTGTGT TCAAAAATGGC TCCGATCCAC 6540
CACCACTTCG AGGCCCTTGG GTGGACTGAA ACT
ACCGTGA CCATCCGTTT CTGGCTGATC 6600
ACGATCATGA CTGTGTTGGC GGGTGTCGGT GTG
TTTAACA GCGACTGGCT CCACTTAGCG 6660
GAGGTATAAA TAATTATGGT TTCTCTGTCC CAT
TTACCTC AGGCGCTGCA GGGCCGTATT 6720
CTTGTGGCCG GCGCTGGTT TCCGGCCTG TCC
ATAGCAA AGATGCTCAG TGAGTTGCAT 6780
TGCGATGTTG TGGTCACCGA CGAGAACGAA ACT
GCACGTC ACATGCTCAT TGAAGTAGTA 6840
GACGTTGCAG ATATCAGCAC CGCCCAGGCT CAG

GAACAGC TGGATTCTTT CTCCATTGTG 6900

 GTCACCTCCC C

 【0053】配列番号:2
 \*トポロジー:直鎖状配列の長さ:424

 配列の種類:蛋白質

配列の型:アミノ酸

配列 Met His Thr Glu Leu Ser Ser Leu Arg Pro Ala Tyr His Val Thr Pro 1 5 10 15 Pro Gln Gly Arg Leu Asn Asp Pro Asn Gly Met Tyr Val Asp Gly Asp 20 25 30 Thr Leu His Val Tyr Tyr Gln His Asp Pro Gly Phe Pro Phe Ala Pro 35 40 4 5 Lys Arg Thr Gly Trp Ala His Thr Thr Thr Pro Leu Thr Gly Pro Gln 50 5 5 6.0 Arg Leu Gln Trp Thr His Leu Pro Asp Ala Leu Tyr Pro Asp Ala 6 5 70 7 5 8 0 Tyr Asp Leu Asp Gly Cys Tyr Ser Gly Gly Ala Val Phe Thr Asp Gly 8 5 90 9 5 Thr Leu Lys Leu Phe Tyr Thr Gly Asn Leu Lys Ile Asp Gly Lys Arg

100

Glu Asp Pro Thr C50 y Leu Met

110 Arg Ala Thr Gln Asn Leu Val Glu Val

	25						2	6
		10	5				110	_
			115	5				
Glv	Gl	y Ila					D.	_
Asn						g Ser	Pro	Lys
21 3 11			1 I I e	Ası	Gly			
	120					1 2 5		
		130						
Ala	Sei	r Gl3	'Phe	Thr	Pro	His	Туг	Arg
Аsр	Pro	Met	Ile	Ser	Pro	Asp	·	
1 3 5					140	=		
	145	5				160		
Gly	Asp		т	<b>A</b> =	<b>M</b>		_	
Ala							Leu	Gly
ліа	Gln	Arg	Glu			Thr		
				165				
170					175			
Gly	Ala	Ala	V a 1	Leu	Туг	Arg	Ser	Thr
Аsр	Leu	Glu	Asn	Trp				
			180	•		0		105
				190				185
Ser	Gly	Glu	т 1 -		ъ.		_	
_			Ile	Thr	Phe	_	Leu	Ser
Asp	Ala	Gln	Pro	Gly	Ser	Ala		
		195					200	
			205					
Pro	Asp	Leu	Val	Pro	Asp	Gly	Туг	Met
Trp	Glu	Суѕ	Pro	Asn	Leu	Phe	- , -	0
	210					215		
		220				213		
Thr	Leu	Arg	Asp	C 1	<b>.</b> .			
Asp				Glu	Glu	Thr	Gly	Glu
	Leu	Asp	Val	Leu	Ιle	Phe		
2 2 5					230			
	235					240		
Суѕ	Pro	Gln	Gly	Leu	Аsр	Arg	Ile	His
Аsр	Glu	V a 1	Thr	His	Туr	Ala		
				2 4 5	•	_		
250				_	255			
_	Ser	Asp	Gln	C a		T -		. <u>.</u> .
	Lys	Leu					Val	Val
11 3 p	Lys	Leu	Glu	Gly	Thr	Thr		
			260				:	265
				270				
	Arg	Val		Arg	Gly	Рhе	Ser (	Flu
Leu	Asp	Рhе	Gly	His	Glu	Phe		
		275					280	
			285					
Tyr .	Ala	Pro	_	Val	۸ 1 ۵	<b>V</b> = 1	۸	
	Asp	Ala	_				Asn G	ly
		AId	Trp	Leu	Val	Gly		
•	290					295		
_		300		•				
	Me t	Gly	Leu	Pro	Ala	Gln	Asp A	sp
His 1	Pro	Thr	Val.	Ala		Glu		-
305					310			
3	3 1 5			50		320		
						J 2 U		

28 Gly Trp Val His Cys Leu Thr Val Pro Arg Lys Leu His Leu Arg Asn 3 2 5 3 3 0 3 3 5 His Ala Ile Tyr Gln Glu Leu Leu Pro Glu Gly Glu Ser Gly Val 340 3 4 5 350 Ile Arg Ser Val Leu Gly Ser Glu Pro Val Arg Val Asp Ile Arg Gly 355 360 365 Asn Ile Ser Leu Glu Trp Asp Gly Val Arg Leu Ser Val Asp Arg Asp 370 3 7 5 380 Gly Asp Arg Arg Val Ala Glu Val Lys Pro Gly Glu Leu Val Ile Ala 385 390 395 400 Asp Asp Asn Thr Ala Ile Glu Ile Thr Ala Gly Asp Gly Gln Val Ser 405 410 415 Phe Ala Phe Pro Gly Leu Gln Arg

420

#### フロントページの続き

(51) Int. Cl. 6

識別記号 庁内整理番号 FΙ

技術表示箇所

(C 1 2 N 1/21 C12R 1:15)

(72)発明者 土屋 誠

\* (72) 発明者 吉原 康彦

神奈川県川崎市川崎区鈴木町1-1 味の 素株式会社中央研究所内

神奈川県川崎市川崎区鈴木町1-1 味の

素株式会社生産技術研究所内

(72) 発明者 松井 裕

40 (72)発明者 中松 亘

神奈川県川崎市川崎区鈴木町1-1 味の

神奈川県川崎市川崎区鈴木町1-1 味の

案株式会社中央研究所内

案株式会社生産技術研究所内

(54) ACIDIC PROTEASE GENE YAVING INSUSCEPTIBILITY TO PEPSTATIN DERIVED FROM BACTE OF GENUS PSEUDOMONAS

(11) 5-244957 (A)

(43) 24.

(19) JP

(21) Appl. No. 3-284082 (22) 4.10.1991

(71) SUNTORY LTD (72) YUJI SHIBANO(2)

(51) Int. Cl<sup>5</sup>. C12N15/55,C12N9/52//C12N1/21(C12N15/55,C12R1/38)(C12N9/52, C12R1/125)(C12N9/52,C12R1/19)(C12N1/21,C12R1/19)

PURPOSE: To obtain a new gene useful for providing an acidic protease by a genetic engineering method.

CONSTITUTION: A gene derived from a bacterium of the genus Pseudomonas, encoding an acidic protease having insusceptibility to pepstatin for example, having a base sequence of formula I (Z does not exist or is base sequence of formula II). The gene is obtained by isolating a DNA of bacterium of genus Pseudomonas No.101 strain, forming a gene library and screening.

Π

(54) SUCRASE GENE DERIVED FROM CORYNEFORM BACTERIA

(11) 5-244958 (A)

(43) 24.9.1993 (19) JP

(21) Appl. No. 4-46836

(22) 4.3.1992

(71) AJINOMOTO CO INC (72) MAKOTO TSUCHIYA(1)

(51) Int. CI<sup>5</sup>. C12N15/56,C12N1/21,C12P13/04//(C12N15/56,C12R1/13)(C12N15/56, C12R1/15)(C12N1/21,C12R1/15)(C12P13/04,C12R1/15)

PURPOSE: To enhance activity of digesting glucose and fructose, namely sucrase activity by collecting a DNA fragment derived from coryneform bacteria, containing a gene encoding a protein having sucrase activity and transducing coryneform bacteria with a plasmid containing the DNA fragment to take sucrose.

CONSTITUTION: A DNA fragment derived from coryneform bacteria, containing a gene having a restriction enzyme cleft site shown by a selection map and encoding a protein having sucrase activity, a plasmid replicable in coryneform bacteria containing the DNA fragment and coryneform bacteria having the plasmid.



(54) DNA HAVING GENETIC INFORMATION OF UREAAMIDOLYASE AND ITS USE

(11) 5-244959 (A)

(43) 24.9.1993 (19) JP

(21) Appl. No. 4-84531

(22) 5.3.1992

(71) TOYOBO CO LTD (72) YOSHIAKI NISHIYA(2)

(51) Int. C15. C12N15/60,C12N1/19,C12N9/88//(C12N15/60,C12R1/865)(C12N1/19, C12R1/865)(C12N9/88,C12R1/865)

PURPOSE: To raise productivity of ureaamidolyase and to obtain the high-purity

CONSTITUTION: A DNA encoding a protein having ureaamidolyase activity derived from yeast. A recombinant plasmid obtained by linking a vector replicable with yeast belonging to the genus Saccharomyces to the DNA. A transformant obtained by transducing yeast of the genus Saccharomyces with the recombinant plasmid. Ureaamidolyase is produced by culturing the transformant and collecting ureaamidolyase from the culture mixture.

